

(12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES  
PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum  
Internationales Büro



(43) Internationales Veröffentlichungsdatum  
13. März 2003 (13.03.2003)

PCT

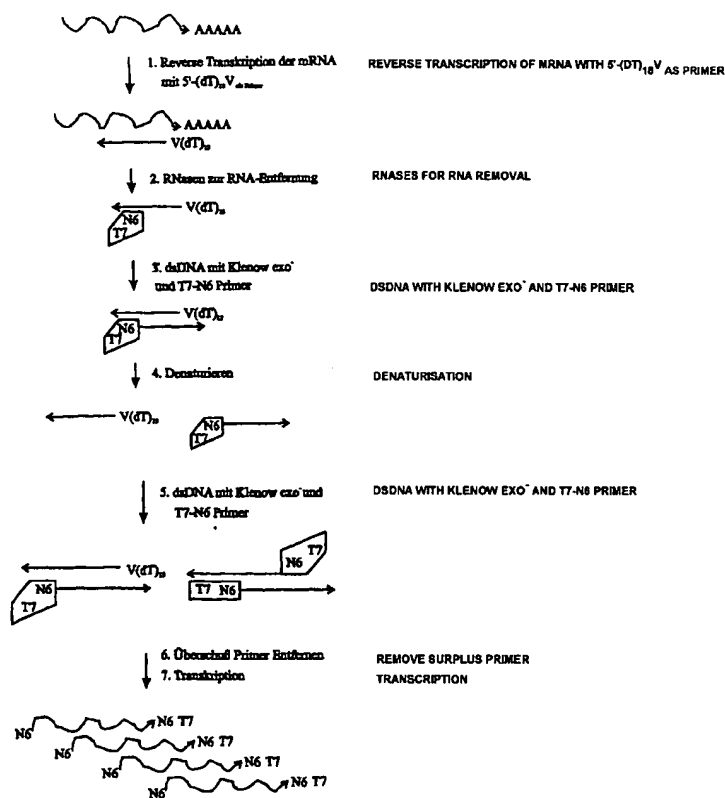
(10) Internationale Veröffentlichungsnummer  
WO 03/020873 A2

- (51) Internationale Patentklassifikation<sup>7</sup>: C12N (71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten mit Ausnahme von US): ARTUS - GESELLSCHAFT FÜR MOLEKULARBIOLOGISCHE DIAGNOSTIK UND ENTWICKLUNG MBH [DE/DE]; Nobistor 29, 22767 Hamburg (DE).
- (21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP02/09348
- (22) Internationales Anmeldedatum: 21. August 2002 (21.08.2002)
- (25) Einreichungssprache: Deutsch (72) Erfinder; und
- (26) Veröffentlichungssprache: Deutsch (75) Erfinder/Anmelder (nur für US): KRUPP, Guido [DE/DE]; Rosenstr. 3, 24622 Gnitz (DE). SCHEINERT, Peter [DE/DE]; Op'n Hainholz 86c, 22589 Hamburg (DE).
- (30) Angaben zur Priorität: 101 43 106.6 3. September 2001 (03.09.2001) DE

[Fortsetzung auf der nächsten Seite]

(54) Title: REPRODUCTION OF RIBONUCLEIC ACIDS

(54) Bezeichnung: VERMEHRUNG VON RIBONUKLEINSÄUREN



(57) Abstract: The invention relates to a method for reproducing ribonucleic acids. According to said method: (a) a DNA single strand is created from an RNA by reverse transcription using a single-strand primer, an RNA-dependent DNA polymerase and deoxyribonucleotide monomers; (b) the RNA is removed; (c) a DNA double strand is produced using a single-strand primer, which contains the sequence of a promoter, a DNA polymerase and deoxyribonucleotide monomers; (d) the double strand is split into single strands; (e) DNA double strands are created from the single strands created in (d), using a single-strand primer, which contains the sequence of a promoter, a DNA polymerase and deoxyribonucleotide monomers; (f) a plurality of RNA single strands is created using an RNA polymerase and ribonucleotide monomers. The invention also relates to kits comprising the components that are required for carrying out the inventive method.

(57) Zusammenfassung: Die vorliegende Erfindung betrifft Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren, bei denen man (a) mittels eines Einzelstrang-Primers, einer RNA-abhängigen DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen

DNA-Einzelstrang durch reverse Transkription aus einer RNA erzeugt; (b) die RNA entfernt;

[Fortsetzung auf der nächsten Seite]

WO 03/020873 A2



(74) **Anwälte:** MENGES, A. v., usw.; Uexküll & Stolberg, Besslerstrasse 4, 22607 Hamburg (DE).

(81) **Bestimmungsstaaten (national):** AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) **Bestimmungsstaaten (regional):** ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW),

eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

**Veröffentlicht:**

— ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.

(c) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfasst, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Doppelstrang erzeugt; (d) den Doppelstrang in Einzelstränge auftrennt; (e) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfasst, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren DNA-Doppelstränge aus den in (d) entstandenen Einzelsträngen erzeugt; (f) mittels einer RNA-Polymerase und Ribonukleotid-Monomeren eine Vielzahl von RNA-Einzelsträngen erzeugt. Die vorliegende Erfindung betrifft ferner Kits, welche für die Durchführung der erfindungsgemässen Verfahren notwendigen Bestandteile umfassen.

### Vermehrung von Ribonukleinsäuren

Die vorliegende Erfindung betrifft Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren, bei denen man

- (a) mittels eines Einzelstrang-Primers, einer RNA-abhängigen DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Einzelstrang durch reverse Transkription aus einer RNA erzeugt;
- (b) die RNA entfernt;
- (c) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Doppelstrang erzeugt;
- (d) den Doppelstrang in Einzelstränge auftrennt;
- (e) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren DNA-Doppelstränge aus den in (d) entstandenen Einzelsträngen erzeugt;

- 2 -

- (f) mittels einer RNA-Polymerase und Ribonukleotid-Monomeren eine Vielzahl von RNA-Einzelsträngen erzeugt.

Die vorliegende Erfindung betrifft ferner Kits, welche für die Durchführung der erfindungsgemäßen Verfahren notwendigen Bestandteile umfassen.

Im Stand der Technik sind eine Vielzahl von Verfahren zur Vermehrung von Nukleinsäuren bekannt. Das bekannteste Verfahren ist die Polymerase-Ketten-Reaktion ("polymerase chain reaction" oder PCR), welche Mitte der 80er Jahre von Kary Mullis entwickelt wurde (vgl. Saiki et al., Science, Vol. 230 (1985), 1350-1354; und EP 201 184).

Bei der PCR-Reaktion lagern sich Einzelstrang-Primer (Oligonukleotide mit einer Kettenlänge von üblicherweise 12 bis 24 Nukleotiden) an eine komplementäre, einzelsträngige DNA-Sequenz an. Die Primer werden mittels einer DNA-Polymerase und den Desoxyribonukleosidtriphosphaten (dNTPs, nämlich dATP, dCTP, dGTP, dTTP) zu einem Doppelstrang verlängert. Der Doppelstrang wird durch Hitzeinwirkung in Einzelstränge aufgetrennt. Die Temperatur wird so weit gesenkt, dass sich erneut Einzelstrang-Primer an die DNA-Einzelstränge anlagern. Die Primer werden durch die DNA-Polymerase erneut zu einem Zweitstrang elongiert.

Bei Wiederholung der obigen Schritte ist eine exponentielle Vermehrung der Ausgangs-DNA-Stränge möglich, da die Reaktionsbedingungen so gewählt werden können, dass aus nahezu jedem DNA-Einzelstrang bei jedem Reaktionsdurchlauf ein Doppelstrang gebildet wird, der nachfolgend wieder in zwei Einzelstränge aufgespalten wird, welche wiederum als Matrize für weitere Stränge dienen.

Sofern vor diesem Verfahren eine reverse Transkription durchgeführt wird, bei der mittels einer RNA-abhängigen DNA-Polymerase ein DNA-Einzelstrang (die sogenannte cDNA) aus einer mRNA gebildet wird, kann die PCR-Reaktion auch unmittelbar auf die Vermehrung von Nukleinsäuren ausgehend von einer RNA-Sequenz anwendbar (vgl. EP 201 184).

Zu diesem Reaktions-Grundschemata wurden in der Zwischenzeit eine Vielzahl von Alternativen entwickelt, die sich in Abhängigkeit des Ausgangsmaterials (RNA, DNA, Einzelstränge, Doppelstränge) und des Reaktionsproduktes (Vermehrung spezifischer RNA- oder DNA-Sequenzen in einer Probe oder Vermehrung aller Sequenzen) voneinander unterscheiden.

In den letzten Jahren werden zunehmend sogenannte Microarrays, zur Analyse von Nukleinsäuren verwendet. Dabei handelt es sich um Trägerplatten auf denen eine Vielzahl unterschiedlicher Nukleinsäure-Sequenzen (meist DNA) in verschiedenen Bereichen gebunden wurden. Üblicherweise wird in einem bestimmten sehr kleinen Bereich lediglich die DNA einer bestimmten Sequenz gebunden, wobei ein Microarray bis zu mehrere 1000 verschiedene Bereiche aufweisen und Sequenzen binden kann.

Werden diese Microarrays mit einer Vielzahl von verschiedenen Nukleinsäure-Sequenzen (meist ebenfalls DNA) aus einer zu untersuchenden Probe unter geeigneten Bedingungen (Salzgehalt, Temperatur, etc.) in Kontakt gebracht, so bilden sich komplementäre Hybride aus den in der Probe befindlichen und den auf der Platte gebundenen Sequenzen. Nicht-komplementäre Sequenzen können abgewaschen werden. Die Bereiche auf dem Microarray, welche DNA-Doppelstränge enthalten, werden ermittelt und ermöglichen einen Rückschluß auf die Sequenz und Menge der Nukleinsäure in der Ausgangsprobe.

Microarrays werden beispielsweise in entsprechenden Verfahren zur Analyse des Expressionsprofils von Zellen, also der Analyse

der Gesamtheit der von bestimmten Zellen exprimierten mRNA-Sequenzen, eingesetzt (vgl. Lockhart et al., Nat. Biotechnol. 14 (1996), 1675-1680).

5 Da die Menge der für diese Analyse zur Verfügung stehenden mRNA üblicherweise beschränkt ist, sind speziell Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren entwickelt worden, die anschließend mittels Microarrays analysiert werden sollen. Dafür werden die Ribonukleinsäuren gegebenenfalls durch reverse Transkription in die stabilere cDNA-Form überführt.

Verfahren, die eine hohe Amplifikation einer RNA-Population einzelner Zellen ermöglichen sollen, werden beispielsweise in US 5,514,545 beschrieben. Bei diesem Verfahren wird ein Primer  
.5 verwendet, der eine Oligo-dT-Sequenz und eine T7-Promotor-Region aufweist. Die Oligo-dT-Sequenz lagert sich an die 3'-Poly-A-Sequenz der mRNA an und initiiert so die reverse Transkription der mRNA. Nach alkalischer Denaturierung des RNA/DNA-Heteroduplex wird der zweite DNA-Strang unter Ausnutzung der Haarnadel-Struktur am 3'-Ende der cDNA als Primer gebildet und  
20 mittels Nuklease S1 zum linearen Doppelstrang geöffnet. Der DNA-Doppelstrang dient anschließend als Matrize für die T7-RNA-Polymerase. Die so erhaltene RNA dient wiederum als Primer für cDNA-Synthese, wobei hexamere Oligonukleotide beliebiger Sequenz (sog. "random primer") verwendet werden. Der zweite DNA-Strang wird nach Hitzedenaturierung unter Verwendung der genannten T-7-Oligo(dT)-Primer erzeugt. Diese DNA kann erneut als Matrize für die T7 RNA-Polymerase dienen.

30 Alternativ dazu offenbart US 5,545,522 dass auch ein einziges Primer-Oligonukleotid verwendet werden kann, um eine hohe Vermehrungsrate zu erzielen. Dafür wird cDNA aus einer RNA durch reverse Transkription erzeugt, wobei ein Primer verwendet wird, der folgende Elemente aufweist: (a) 5'-dN<sub>20</sub>, also beliebige  
35 Sequenz über eine Länge von 20 Nukleotiden; (b) minimaler T7-Promotor; (c) Transkriptionsstartsequenz GGGCG; und (d) Oligo-

- 5 -

dT<sub>15</sub>. Die Synthese des zweiten DNA-Stranges wird nach partiellem Verdau der RNA mittels RNase H durchgeführt, indem verbleibende RNA-Oligonukleotide als Primer für Polymerase I dienen. Die Enden der so erhaltenen DNA werden mit T4-DNA Polymerase geglättet.

Ein ähnliches Verfahren wird in US 5,932,451 offenbart, bei dem zusätzlich im 5'-proximalen Bereich noch zwei Box-Primersequenzen addiert werden, die ein doppeltes Immobilisieren via Biotin-Boxprimer ermöglichen.

Die genannten Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren weisen jedoch schwere Nachteile auf. So erzeugen die Verfahren Populationen von Ribonukleinsäuren, die in ihrer Zusammensetzung nicht der Ursprungs-Population entsprechen. Ein Grund dafür besteht in der Verwendung der T7-Promotor-Oligo-dT-Primer, welche primär Ribonukleinsäure-Sequenzen aus dem 3'-Bereich der mRNA amplifizieren. Ferner wurde experimentell belegt, dass die in den genannten Verfahren verwendeten, sehr langen Primer (mehr als 60 Nukleotide) die Bildung von Primer-Primer-Hybriden und eine unspezifische Amplifikation des Primers ermöglichen (Baugh et al., Nucleic Acids Res., 29 (2001)). Die bekannten Verfahren erzeugen somit zu nicht unerheblichem Anteil Artefakte, die bei der weiteren Analyse der Nukleinsäuren stören.

Der vorliegenden Erfindung lag somit die Aufgabe zugrunde, ein Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren zur Verfügung zu stellen, das eine gleichmäßige Vermehrung der Ribonukleinsäuren im Ausgangsmaterial ermöglicht.

Diese Aufgabe wurde nunmehr durch Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren gelöst, bei denen man

- (a) mittels eines Einzelstrang-Primers, einer RNA-abhängigen DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren

- 6 -

einen DNA-Einzelstrang durch reverse Transkription aus einer RNA erzeugt;

(b) die RNA entfernt;

(c) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Doppelstrang erzeugt;

(d) den Doppelstrang in Einzelstränge auftrennt;

(e) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren DNA-Doppelstränge aus den in (d) entstandenen Einzelsträngen erzeugt;

(g) mittels einer RNA-Polymerase und Ribonukleotid-Monomeren eine Vielzahl von RNA-Einzelsträngen erzeugt.

Erfindungsgemäß wurde überraschenderweise festgestellt, dass die genannte Kombination von Verfahrensschritten zu einer gleichmäßigen Amplifikation der im Ausgangsmaterial befindlichen Ribonukleinsäuren führt. Gleichzeitig verhindert das erfindungsgemäße Verfahren die Entstehung von Artefakten. Das erfindungsgemäße Verfahren stellt somit eine wesentliche Verbesserung der Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren dar und ermöglicht gleichzeitig eine Verbesserung der Verfahren zur Analyse von Ribonukleinsäuren mittels Microarrays.

Gemäß einer Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden bei der Vermehrung RNA-Einzelstränge erzeugt, welche dieselbe Sinnrichtung (Sequenz) wie das RNA-Ausgangsmaterial aufweist. Alternativ dazu kann das erfindungsgemäßen Verfahren auch so durchgeführt werden, dass RNA-Einzelstränge beider Sinnrichtungen entstehen (Sequenz des Ausgangsmaterials und komplementäre Sequenz).

Der in (a) verwendete Einzelstrang-Primer umfaßt vorzugsweise eine Oligo-dT-Sequenz, also eine Sequenz, in der mehrere dT-Nukleotide aneinander gereiht sind. Dies weist den Vorteil auf,



- 7 -

dass die Anlagerung des Primers im Bereich der poly-A-Sequenz der mRNA erfolgt. Es wird somit in der reversen Transkription nahezu ausschließlich mRNA transkribiert.

5 Erfindungsgemäß ist es besonders bevorzugt, das in (a) ein 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkription verwendet wird. Darunter wird ein Primer verstanden, der 18 dT-Desoxyribonukleotid-Monomere gefolgt von einem einzelnen Desoxyribonukleotid-Monomer anderer Art (also dA, dC oder dG, hier als V bezeichnet) aufweist. Dieser Primer ermöglicht eine reverse  
10 Transkription, die nahezu ausschließlich Sequenzen transkribiert, welche im unmittelbaren 5'-Bereich der Poly-A-Sequenz beginnen. Die Verwendung dieses Primers unterdrückt somit die Bildung von Transkriptions-Artefakten, welche durch Anlagerung  
15 der üblichen Oligo-dT-Primer in größeren Poly-A-Bereichen der mRNA bei den im Stand der Technik bekannten Verfahren entstehen.

Erfindungsgemäß ist es ferner bevorzugt, die RNA in den DNA-RNA-Hybriden in (b) durch RNase aufzuspalten. Dabei können beliebige RNasen verwendet werden. Die Verwendung von RNase I und/oder  
20 RNase H ist bevorzugt. Durch diesen Verfahrensschritt werden alle RNAs eliminiert, die beim ersten Schritt nicht in cDNA umgeschrieben wurden, darunter insbesondere ribosomale RNAs, aber auch andere zelluläre RNAs, die nicht den für mRNA charakteristischen Poly(A)-Schwanz aufweisen.  
25

Die durch reverse Transkription entstandenen DNA-RNA-Hybride könnten alternativ auch durch Hitzeeinwirkung in die Einzelstrang-Form überführt werden. Die Verwendung der RNasen weist  
30 jedoch gegenüber der Hitzeeinwirkung den weiteren Vorteil auf, dass die ebenfalls in der Probe vorliegende genomische DNA nicht linearisiert wird und somit auch nicht als Hybridisierungspartner für die Primer in den nachfolgenden Schritten zur  
35 Verfügung steht. Besondere Vorteile des erfindungsgemäßen Verfahrens ergeben sich durch die Verwendung der RNase I, da die-

ses Enzym leicht durch Hitze inaktiviert werden kann. Das erfindungsgemäße Verfahren hat gerade die Vermehrung der Ribonukleinsäuren zum Ziel; eine stabile RNase könnte diesem Ziel entgegen wirken und müsste umständlich aus dem Reaktionsansatz entfernt werden.

10 In (c) wird ein Einzelstrang-Primer verwendet, der eine Promotor-Sequenz umfaßt. Eine Promotor-Sequenz ermöglicht die Bindung der RNA-Polymerase und initiiert die Synthese eines RNA-Stranges. Vorzugsweise verwendet man in (c) einen Einzelstrang-Primer, der die Sequenz eines hochspezifischen RNA-Polymerase-Promotors umfaßt, wie T7, T3, oder SP6.

15 Der Primer weist vorzugsweise eine Länge von nicht mehr als 35 Nukleotiden auf, wobei eine Länge von nicht mehr als 30 Nukleotiden besonders bevorzugt ist. Die Auswahl von Primern geeigneter Länge ist für das erfindungsgemäße Verfahren von besonderer Bedeutung, da im Stand der Technik häufig zu lange Primer (bis zu und mehr als 60 Nukleotide) verwendet wurden, welche zur  
20 Selbsthybridisierung neigen und in großem Umfang Artefakte erzeugen.

Gemäß einer Ausführungsform der Erfindung wird in (c) ein Einzelstrang-Primer verwendet, der neben der Sequenz des Promotors  
25 eine Sequenz von maximal 6, vorzugsweise 3 beliebigen Nukleotiden umfaßt. Diese Sequenz ermöglicht eine gleichmäßige Hybridisierung des Primers mit einem DNA-Strang beliebiger Sequenz und somit auch die gleichmäßige Vermehrung aller DNA-Sequenzen in der Ausgangspopulation.

30 Erfindungsgemäß hat es sich als besonders vorteilhaft erwiesen, einen Primer zu verwenden, der neben dem Promotor eine besonders geeignete Sequenz von 6 Nukleotiden aufweist, nämlich die Sequenz: 5'-N-N-N-T-C-T-'3, worin N ein beliebiges Nukleotid  
35 darstellt (dATP, dCTP, dGTP oder dTTP).

Der in (c) verwendete Einzelstrang-Primer kann gemäß einer besonders bevorzugten Ausführungsform eine Länge von 27 Nukleotiden und folgende Sequenz aufweisen (SEQ ID NO.1, in dem Sequenzprotokoll als "<400> 1" bezeichnet):

5

5'-A-C-T-A-A-T-A-C-G-A-C-T-C-A-C-T-A-T-A-G-G-N-N-N-T-C-T-'3

10 In der SEQ ID NO. 1 stellt N wiederum ein beliebiges Nukleotid dar (dATP, dCTP, dGTP oder dTTP). Der Primer umfaßt die Sequenz des T7-RNA-Polymerase-Promotors. Der Transkriptionsstart der T7-RNA-Polymerase befindet sich in der als <sup>+1</sup> dargestellten Position 5'-T-A-T-A-G<sup>+1</sup>-G-N-N-N-3' der hier nur ausschnittsweise dargestellten obigen Sequenz.

15 Der Primer mit der oben genannten Sequenz (SEQ ID NO:1) ist ebenfalls Gegenstand der vorliegenden Erfindung.

Als DNA-Polymerase in (c) und (e) kann eine beliebige DNA-abhängige DNA-Polymerase verwendet werden. Vorzugsweise wird das Klenow-Fragment der DNA-Polymerase verwendet. Besondere Vorteile des erfindungsgemäßen Verfahrens ergeben sich, wenn man als DNA-Polymerase die Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase verwendet. Für die DNA-Polymerisation in (a), (c) und (e) benötigt man ferner die Desoxyribonukleotid-Monomere, üblicherweise dATP, dCTP, dGTP und dTTP.

25

In (d) können die DNA-Doppelstränge durch beliebige Verfahren in Einzelstränge aufgetrennt werden. Vorzugsweise erfolgt die Auftrennung durch Hitzeeinwirkung.

30

Der in (e) eingesetzte Einzelstrang-Primer kann die identische Sequenz wie der in (c) eingesetzte Einzelstrang-Primer oder eine von diesem verschiedene Sequenz aufweisen. Es ist erfindungsgemäß bevorzugt, dass die in (c) und (e) eingesetzten Primer dieselbe Sequenz aufweisen.

35

- 10 -

Vor der Durchführung des Schrittes (f) kann es sinnvoll sein, überschüssige Primer und/oder Primer-verursachte Artefakte (z.B. Primer-Dimere) zu entfernen.

5 Die Bestimmung der in (f) eingesetzte RNA-Polymerase erfolgt in Abhängigkeit der in dem Primer vorhandenen Promotor-Sequenz. Wurde ein Primer mit Sequenzen der T7-Polymerase verwendet, so wird in (f) eine T7-RNA-Polymerase eingesetzt.

10 Für die Bildung von Ribonukleinsäuren in (f) benötigt man ferner Ribonukleotid-Monomere; üblicherweise werden ATP, CTP, GTP und UTP eingesetzt.

15 Die erfindungsgemäßen Verfahren ermöglichen erstmals eine starke spezifische Vermehrung der RNA-Ausgangssequenzen, bei der die Gesamtsequenz der RNA-Population repräsentiert wird. Die Vermehrung der Ausgangs-RNA-Sequenz erfolgt vorzugsweise um einen Faktor von mindestens 500, wobei eine Vermehrung um einen Faktor von mindestens 3000 besonders bevorzugt ist.

20 Besondere Vorteile ergeben sich, wenn in

(a) ein 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkription verwendet wird; und in

25 (b) RNase zur Aufspaltung der DNA-RNA-Hybride verwendet wird; und in

(c) und (e) ein Primer mit der SEQ ID NO:1 und die Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase verwendet werden; und in

30 (d) Hitzeeinwirkung zur Auftrennung der Doppelstränge verwendet wird; und in

(f) zunächst überschüssige Primer und/oder Primer-verursachte Artefakte entfernt und T7-RNA-Polymerase verwendet wird.

35 Eine weitere Vermehrung der Ribonukleinsäuren kann erzielt werden, wenn man ausgehend von den in (e) erzeugten DNA-Doppel-

- 11 -

strängen mindestens einen PCR-Zyklus durchführt. Dafür werden die in (e) erzeugten DNA-Doppelstränge in Einzelstränge aufgetrennt und unter Verwendung von mindestens einem Einzelstrang-Primer, einer DNA-Polymerase und den Desoxyribonukleotid-Monomeren zu den DNA-Einzelsträngen jeweils komplementäre DNA-Stränge erzeugt. Die Auftrennung der DNA-Doppelstränge erfolgt vorzugsweise durch Hitzeeinwirkung. Eine weitere Vermehrung der Ribonukleinsäuren ist möglich, wenn mehrere PCR-Zyklen, vorzugsweise mindestens 2 oder 5 durchgeführt werden.

Dieses Vorgehen weist den besonderen Vorteil auf, dass in der nachfolgenden RNA-Polymerisation RNA-Moleküle beider Sinnrichtungen (Ursprungssequenz und komplementäre Sequenz) erzeugt werden.

Weitere Vorteile ergeben sich, wenn man für die Erzeugung der DNA-Doppelstränge (durch PCR) Einzelstrang-Primer verwendet, welche die Sequenz des in (c) und/oder (e) verwendeten Primers aufweist. Besonders bevorzugt werden Verfahren, bei denen man einen Einzelstrang-Primer der SEQ ID NO:1 verwendet.

Auch bei der Durchführung dieser Ausführungsform der vorliegenden Erfindung kann es vorteilhaft sein, den oder die Einzelstrang-Primer und Primer-verursachte Artefakte (z.B. Dimere) zu entfernen, bevor die RNA-Polymerase zugegeben wird.

Die vorliegende Erfindung betrifft ferner Kits, die alle Reagentien zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren mittels des erfindungsgemäßen Verfahrens zur Verfügung stellen. Entsprechende Kits umfassen die folgenden Bestandteile:

- (a) mindestens einen Einzelstrang-Primer, der die Sequenz eines Promotors umfaßt;
- (b) eine RNA-abhängige DNA-Polymerase;
- (c) Desoxyribonukleotid-Monomere;
- (d) eine DNA-abhängige DNA-Polymerase;

- 12 -

- (e) eine RNA-Polymerase; und
- (f) Ribonukleotid-Monomere.

Das Kit kann zwei oder mehrere verschiedene Einzelstrang-Primer umfassen, wobei es bevorzugt ist, dass ein Einzelstrang-Primer eine Oligo-dT-Sequenz umfaßt. Gemäß einer besonderen Ausführungsform umfaßt das Kit einen Einzelstrang-Primer mit einer 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer-Sequenz umfaßt, worin V Desoxyribonukleotid-Monomer bezeichnet, das nicht dT darstellt.

10

Das Kit kann zusätzlich RNase I und/oder RNase H und/oder einen Einzelstrang-Primer, der die Sequenz des T7-, T3- oder SP6-RNA-Polymerase-Promotors aufweist, umfassen. Der Einzelstrang-Primer weist neben der Sequenz des Promotors vorzugsweise eine beliebige Sequenz von maximal 6 Nukleotiden auf. Der Einzelstrang-Primer kann insbesondere die SEQ ID NO:1 aufweisen.

15

Die in dem Kit vorliegende DNA-Polymerase ist vorzugsweise das Klenow-Fragment der DNA-Polymerase, wobei die Verwendung der Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase besonders bevorzugt ist.

20

Das Kit kann schließlich die T7-RNA-Polymerase, eine Zusammenstellung von Reagenzien zur Markierung und zum Nachweis von RNA und/oder DNA und einen oder mehrere Microarrays umfassen. Das Kit kann somit beispielsweise alle Bestandteile zur Durchführung einer Expressionsanalyse anbieten.

25

Erfindungsgemäß ist es besonders bevorzugt, daß das Kit, die folgenden Bestandteile umfasst:

30

- (a) einen 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkription;
- (b) RNase;
- (c) einen Primer mit der in SEQ ID NO:1 gezeigten Sequenz;
- (d) Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase;
- (d) T7-RNA-Polymerase.

35

Üblicherweise werden die einzelnen Komponenten in getrennten Behältern verpackt sein; es kann jedoch auch möglich sein, Bestandteile, die in einem Verfahrensschritt verwendet werden gemeinsam in einen Behälter abzapacken.

5

Demgemäß betrifft die vorliegende Erfindung ferner Verfahren zur Analyse von Nukleinsäuren, bei dem man eine Ribonukleinsäure gewinnt, mittels eines der erfindungsgemäßen Verfahren vermehrt und unter Verwendung eines Microarrays analysiert. Die Ribonukleinsäure wird üblicherweise durch Isolierung aus einer biologischen Probe gewonnen. Die durch das erfindungsgemäße Verfahren vermehrte Ribonukleinsäure kann vor Analyse mittels Microarrays durch reverse Transkription in cDNA überführt werden. Das Verfahren ermöglicht die Analyse der Menge und/oder Sequenz der cDNA.

10

15

20

Das erfindungsgemäße Verfahren wird in Fig.1 beispielhaft dargestellt: Zunächst wird ausgehend von RNA die eines DNA-Einzelstranges durch reverse Transkription durchgeführt, wobei ein geankerter Oligo(dT)<sub>18</sub>V-Primer verwendet wird. Dieses Vorgehen ermöglicht es, den Übergang der Poly(A)-Enden der mRNA zum 3'-UTR-Bereich umzuschreiben. Im nächsten Schritt wird die RNA aus dem RNA/cDNA-Heteroduplex mittels RNaseH eliminiert und die restliche RNA (ribosomale RNA) durch RNaseI entfernt.

25

30

Die Synthese des zweiten, komplementären DNA-Stranges wird zur Einführung der T7-Promotorsequenz durch Verwendung eines speziellen Primers genutzt. Der Primer besteht aus einem Teilabschnitt, in dem 6 beliebige Nukleotide aneinander gereiht wurden, und einem zweiten Teilabschnitt, in der die Sequenz des T7-Polymerase-Promotors umfaßt. Alternativ dazu kann hier der Primer mit der in SEQ ID NO:1 gezeigten Sequenz eingesetzt werden.

35

Nach Anlagerung des Primers erfolgt die Auffüllung zum Doppelstrang mittels der dem Klenow-Fragment der DNA-Polymerase. Nach

Hitzedenaturierung des Doppelstranges wird die Temperatur abgesenkt, wodurch der erfindungsgemäße Primer erneut hybridisieren kann. Ein weiterer DNA-Strang wird durch Elongation des Primers erhalten. Anschließend werden die im Überschuß vorliegenden Primer sowie Primer-verursachte Artefakte (z.B. Dimere) entfernt und die Amplifikation der RNA erfolgt per in vitro-Transkription ausgehend von dem T7-Promotor.

Eine Alternative zu dem obigen Verfahren wird in Fig. 2 beschrieben, bei der die DNA-Doppelstränge vor der Transkription mittels PCR vermehrt werden. Wie in Fig. 2 gezeigt, ermöglicht diese Verfahrensalternative die Erzeugung von Ribonukleinsäuren mit derselben Sequenz wie das Ausgangsmaterials und gleichzeitig die Erzeugung von Ribonukleinsäuren mit der komplementären Sequenz.

Die Abfolge und detaillierte Durchführung der Reaktionsschritte des erfindungsgemäßen Verfahrens werden nachfolgend beispielhaft dargestellt:

1. Reverse Transkription von 100 ng Gesamt-RNA mit Oligo(dT)<sub>18</sub>V-Primer:

Erststrang-DNA-Synthese:	
RNA (50 ng/μl):	2 μl
Oligo(dT) <sub>18</sub> V (5pmol/μl):	1 μl
dNTP-Mix (10 mM):	0,5 μl
DEPC-H <sub>2</sub> O	2 μl

4 Min. bei 65°C in einem Thermocycler mit Heizdeckel inkubieren dann auf Eis stellen.



- 15 -

Erststrang-cDNA-Synthesemix	
5 × RT-Puffer	2 µl
100 mM DTT	1 µl
Rnase-Inhibitor (20 U/µl)	1 µl
Superscript II (200 U/µl)	0,5 µl

5

Den Erststrang-cDNA-Synthesemix auf Eis zusammen pipettieren und zu den Proben im Eisbad geben. Die Proben anschließend in den auf 42°C vorgewärmten Thermocycler stellen.

10

#### Inkubation der Proben:

- 15 42°C/50 Minuten
- 45°C/10 Minuten
- 50°C/10 Minuten
- 70°C/15 Minuten (zur Inaktivierung des Enzymes)

20 Anschließend Proben auf Eis stellen.

#### 2. Entfernung der RNA

Entfernung der RNA aus dem Reaktionsansatz	
Erststrang-cDNA	10 µl
Rnase-Mix (RNase H/Rnase I je 5 U/µl)	1 µl

25

30 Bei 37°C für 20 Minuten inkubieren, anschließend auf Eis stellen. Zur Entfernung der ribosomalen RNA wurde auf die Verwendung von Rnase verzichtet, da dieses Enzym nur sehr schwer zu aktivieren ist. Die verwendete Rnase I kann an dieser Stelle optimal durch Inkubation bei 70°C für 15 Minuten vollständig

35 inaktiviert werden.

- 16 -

### 3. Random-Hin-und Zurück-priming der Erststrang-cDNA mit T7-random-Primer

5	Random Priming der Erststrang cDNA T7-random Primer	
	Erststrang-cDNA	10 µl
	dNTP-Mix (10 mM)	0,5 µl
	artus 6 (T7-random-Primer, 10 pmol/µl)	3 µl
	10x Klenow Puffer	5 µl
10	H <sub>2</sub> O	30,5 µl

Inkubation:

15 Hin-priming:

65°C/1 Minute

37°C 2 Minuten

1 µl Klenow exo-(5U/µl) zur Probe geben

37°C/20 Minuten

20

Zurück-priming

95°C/1 Minute

37°C/2 Minuten

25 1 µl Klenow exo-(5 U/µl) zur Probe geben.

37°C/20 Minuten

65°C/15 Minuten (zur Inaktivierung des Enzymes)

- 17 -

#### 4. Reinigung der cDNA mit High-Pure PCR Purification Kit (Roche)

**Reinigung der cDNA:**

5	Klenow-Reaktionsmix	50µl
	Binding-buffer	250 µl
	Carrier (cot-1-DNA, 100ng/µl)	3 µl

10

Den Mix auf die Säulchen pipettieren und für 1 Minute in einer Tischzentrifuge bei max. Umdrehung zentrifugieren. Den Durchlauf verwerfen, die Säulchen mit 500 µl Waschpuffer auffüllen und wie oben zentrifugieren. Den Durchlauf verwerfen, die

15 Säulchen mit 200 µl Waschpuffer auffüllen und wie oben zentrifugieren.

20

Die Säulchen in ein neues 1,5 ml-Eppendorf-Gefäß überführen und mit 50 µl Elutions-Puffer auffüllen, eine Minute inkubieren und dann wie oben zentrifugieren. Den Elutionsvorgang einmal wie beschrieben wiederholen.

#### 5. Ethanol-Fällung der gereinigten cDNA

25

Die Pellet Paint™-Carrier-Stocklösung nicht vortexen und immer dunkel aufbewahren. Längere Lagerung bei -20°C, kleinere Aliquots können für ca. 1 Monat bei 4°C gelagert werden.

**Ethanol-Fällung:**

30	Eluat	100µl
	Carrier (Pellet Paint™)	2 µl
	Natrium-Acetat	10 µl
	Alkohol abs	220 µl

- 18 -

Den Ansatz gut mischen (nicht vortexen) und die cDNA bei Raumtemperatur für 10 Minuten bei maximaler Umdrehung pelletieren. Den Überstand abnehmen und das Pellet einmal mit 200 µl 70% Ethanol waschen. 1 Minute wie oben zentrifugieren und den Überstand vollständig mit einer Pipette entfernen. Zum Trocknen des Pellets das Eppendorf-Gefäß für ca. 5 Minuten geöffnet bei Raumtemperatur stehen lassen. Nicht in der speedvac trocknen! Anschließend das Pellet in 8 µl Tris-Puffer (pH 8,5) lösen und auf Eis stellen.

#### 6. Amplifikation per *in vitro*-Transkription

##### In vitro Transkription:

cDNA	8 µl
UTP (75 mM)	2 µl
ATP (75 mM)	2 µl
CTP (75 mM)	2 µl
GTP (75 mM)	2 µl
10x Puffer	2 µl
T7-RNA-Polymerase	2 µl

Alle Reaktionskomponenten auftauen und den Ansatz bei Raumtemperatur, niemals auf Eis zusammenpipettieren, da der Spermidin-Anteil im Reaktionspuffer zu einer Präzipitation des Templates führen würde. Für die Reaktion 0,5 ml bzw. 0,2 ml Rnase-frei PCR-Tubes verwenden.

Die Transkription über Nacht bei 37°C in einem Thermocycler mit Heizdeckel oder in einem Hybridisierungssofen inkubieren. 1-2 µl des Ansatzes auf ein natives 1,5%-Agarose-Gel auftragen. Anschließend 1 µl DNase pro Reaktion zugeben und für weitere 15 Minuten bei 37°C inkubieren. Zur Reinigung der RNA das Rneasy-

- 19 -

Kit von Qiagen benutzen und nach dem Protokoll zur RNA-clean-up vorgeben. Die RNA anschließend mit 2x50 µl DEPC-Wasser eluieren und wie bei 6 beschrieben Etanol fällen. Das RNA-Pellet in 5 µl DEPC-Wasser lösen.

5

Die RNA ist jetzt fertig zur Markierung für die Microarray-Hybridisierung.

## Patentansprüche

1. Verfahren zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren, Schritte umfassend, bei denen man
  - (a) mittels eines Einzelstrang-Primers, einer RNA-abhängigen DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Einzelstrang durch reverse Transkription aus einer RNA erzeugt;
  - (b) die RNA entfernt;
  - (c) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren einen DNA-Doppelstrang erzeugt;
  - (d) den Doppelstrang in Einzelstränge auftrennt;
  - (e) mittels eines Einzelstrang-Primers, der die Sequenz eines Promotors umfaßt, einer DNA-Polymerase und Desoxyribonukleotid-Monomeren DNA-Doppelstränge aus den in (d) entstandenen Einzelsträngen erzeugt;
  - (f) mittels einer RNA-Polymerase und Ribonukleotid-Monomeren eine Vielzahl von RNA-Einzelsträngen erzeugt.
2. Verfahren gemäß Anspruch 1, bei dem RNA-Einzelstränge dieselbe Sinnrichtung (Sequenz) wie das RNA-Ausgangsmaterial aufweisen.
3. Verfahren gemäß Anspruch 1 oder 2, bei dem in (a) verwendete Einzelstrang-Primer eine Oligo-dT-Sequenz umfaßt.
4. Verfahren gemäß einem der Ansprüche 1-3, bei dem man in (a) einen 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkrip-

tion verwendet, worin V ein Desoxyribonukleotid-Monomer bezeichnet, das nicht dT ist.

5. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man die RNA in (b) durch RNase hydrolysiert.
6. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man die RNA in (b) durch RNase I und/oder RNase H entfernt.
7. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in (c) einen Einzelstrang-Primer verwendet, der die Sequenz des T7-, T3- oder SP6-RNA-Polymerase-Promotors umfaßt.
8. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in (c) einen Einzelstrang-Primer verwendet, der neben der Sequenz des Promotors eine beliebige Sequenz von nicht mehr als 6 Nukleotiden umfaßt.
9. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in (c) einen Einzelstrang-Primer mit einer Gesamtlänge von nicht mehr als 35, vorzugsweise nicht mehr als 30 Nukleotiden verwendet.
10. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in (c) einen Einzelstrang-Primer mit der in SEQ ID NO:1 gezeigten Sequenz verwendet.
11. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man als DNA-Polymerase das Klenow-Fragment der DNA-Polymerase verwendet.
12. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man als DNA-Polymerase die Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase verwendet.

13. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man als Desoxyribonukleotid-Monomere dATP, dCTP, dGTP und dTTP einsetzt.
14. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in die DNA-Doppelstränge in (d) durch Hitzeinwirkung in Einzelstränge auftrennt.
15. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem der in (e) eingesetzte Einzelstrang-Primer identisch zu dem in (c) eingesetzten Einzelstrang-Primer ist.
16. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem sich der in (e) eingesetzte Einzelstrang-Primer von dem in (c) eingesetzten Einzelstrang-Primer unterscheidet.
17. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem die in (f) eingesetzte RNA-Polymerase die T7-RNA-Polymerase ist.
18. Verfahren gemäß Anspruch 17, bei dem man vor Zugabe der T7-RNA-Polymerase überschüssige Primer und/oder Primer-verursachte Artefakte entfernt.
19. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man als Ribonukleotid-Monomere ATP, CTP, GTP und UTP einsetzt.
20. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem eine Vermehrung der Ausgangs-RNA-Sequenz um einen Faktor von mindestens 500, vorzugsweise mindestens 3000 erfolgt.

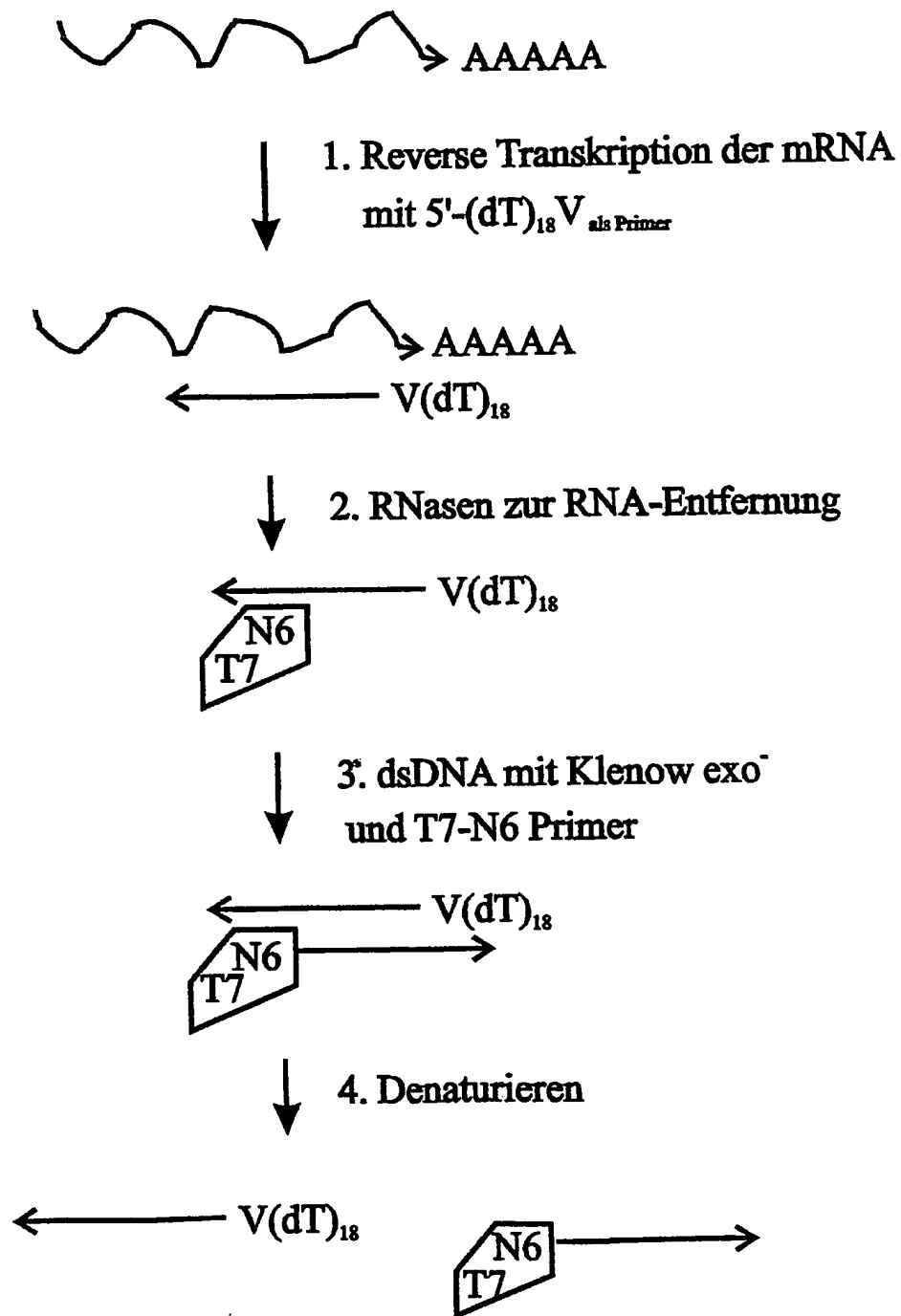


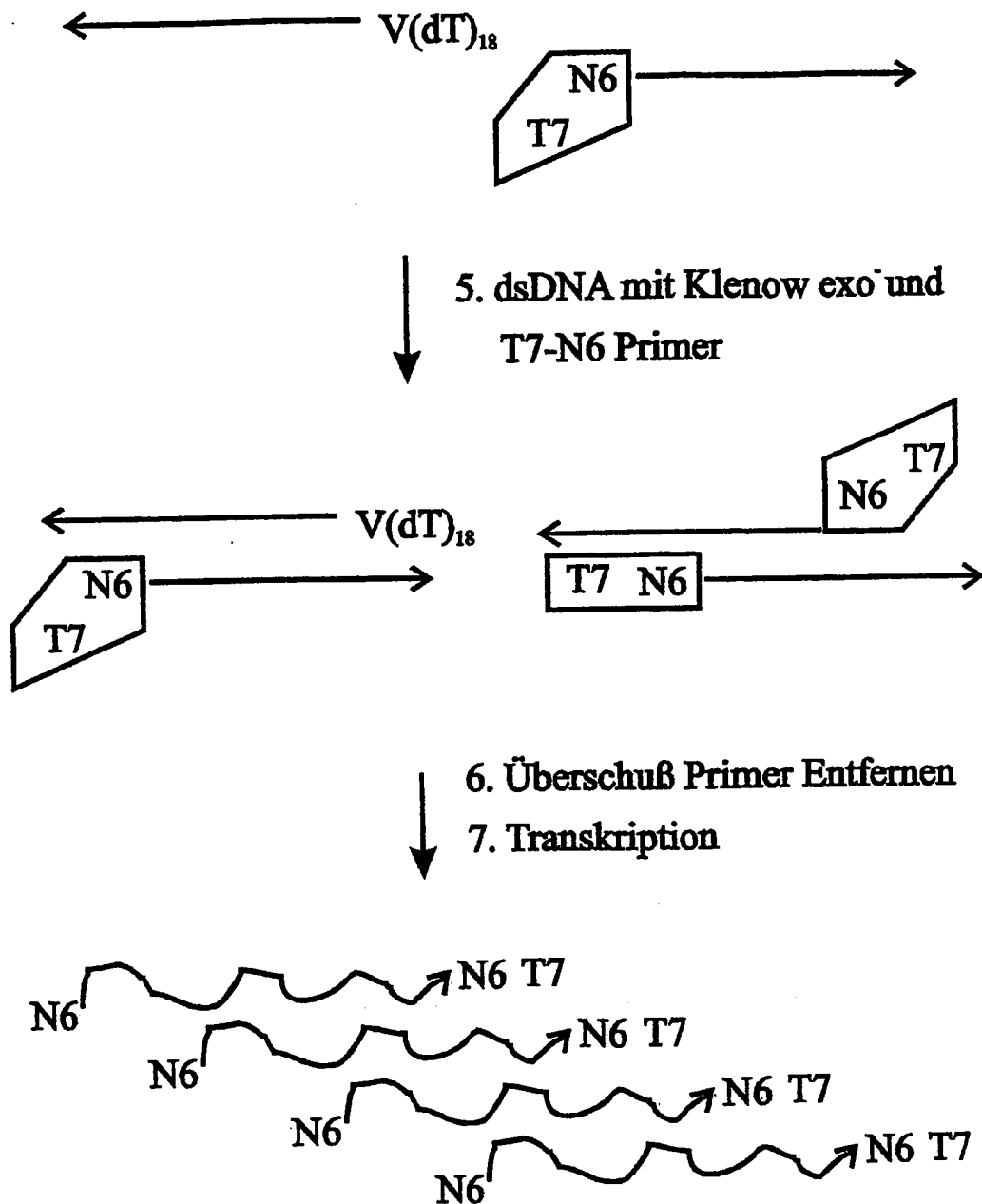
21. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man in
- (a) ein 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkription verwendet; und in
  - (b) RNase zur Aufspaltung der DNA-RNA-Hybride verwendet; und in
  - (c) und (e) ein Primer mit der SEQ ID NO:1 und die Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase verwendet; und in
  - (d) Hitze einwirkung zur Auftrennung der Doppelstränge verwendet; und in
  - (f) zunächst überschüssige Primer und/oder Primer-verursachte Artefakte entfernt und die T7-RNA-Polymerase verwendet.
22. Verfahren gemäß einem der vorstehenden Ansprüche, bei dem man die in (e) erzeugten DNA-Doppelstränge in Einzelstränge auftrennt und unter Verwendung von mindestens einem Einzelstrang-Primer, einer DNA-Polymerase und den Desoxyribonukleotid-Monomeren zu den DNA-Einzelsträngen jeweils komplementäre DNA-Stränge erzeugt.
23. Verfahren gemäß Anspruch 22, bei dem man die Auftrennung der DNA-Doppelstränge, Primer-Anlagerung und -Elongation mindestens einmal, vorzugsweise mindestens 2 oder 5 mal wiederholt.
24. Verfahren gemäß Anspruch 22 oder 23, bei dem die Auftrennung der DNA-Doppelstränge durch Hitze einwirkung erfolgt.
25. Verfahren gemäß einem der Ansprüche 22 bis 24, bei dem man für die Erzeugung weiterer DNA-Doppelstränge Einzelstrang-Primer verwendet, welche die Sequenz des in (c) und/oder (e) verwendeten Primers aufweist.

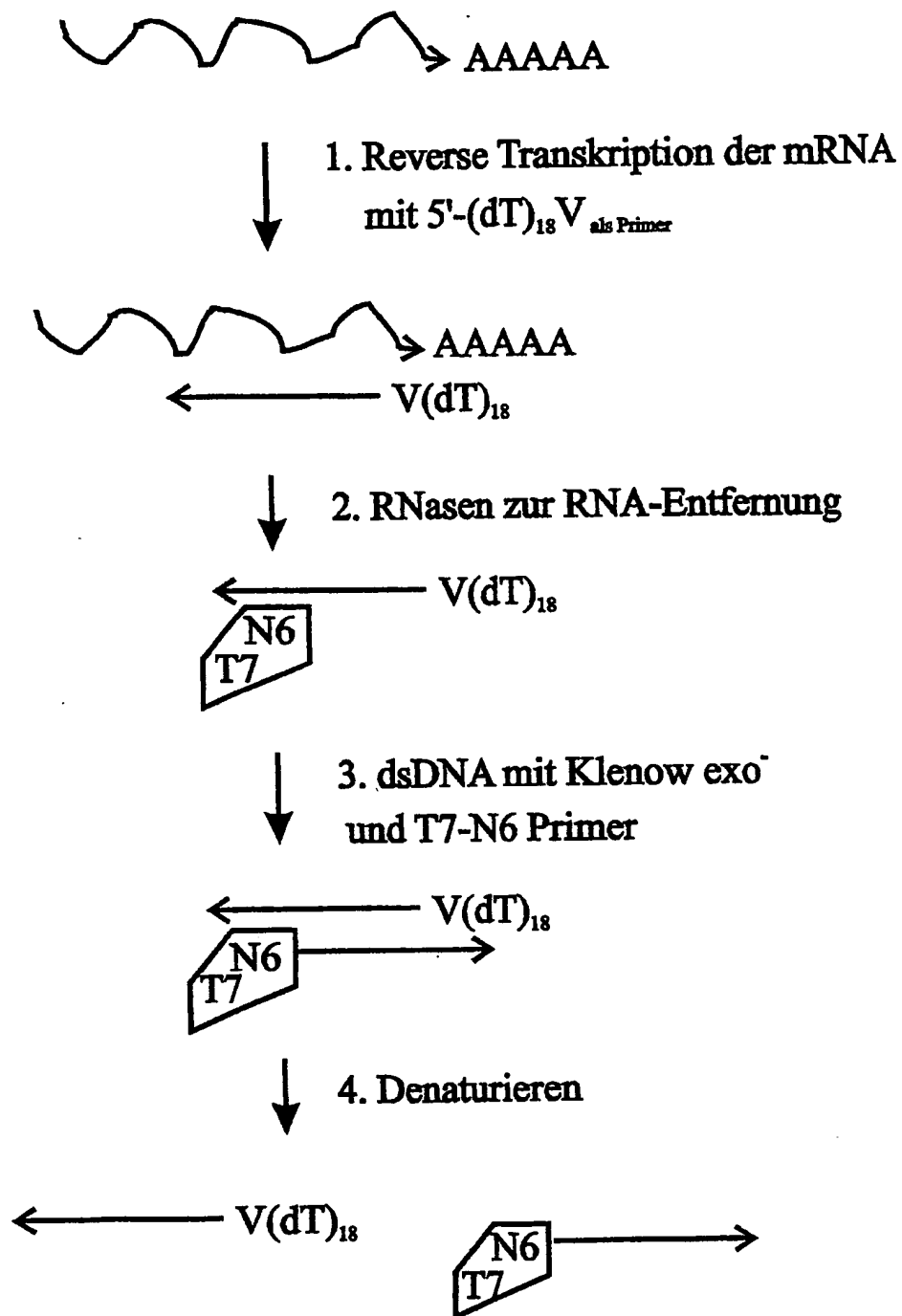
26. Verfahren gemäß Anspruch 25, bei dem man der Einzelstrang-Primer die in SEQ ID NO:1 gezeigte Sequenz aufweist.
27. Verfahren gemäß einem der Ansprüche 22 bis 26, bei dem Ribonukleinsäuren mit derselben Sinnrichtung (Sequenz) wie das RNA-Ausgangsmaterial und Ribonukleinsäuren der komplementären Sequenz gleichzeitig erzeugt werden.
28. Kit zur Vermehrung von Ribonukleinsäuren gemäß einem Verfahren der Ansprüche 1 bis 27, welches die folgenden Bestandteile umfasst:
- (a) mindestens einen Einzelstrang-Primer, der die Sequenz eines Promotors umfaßt;
  - (b) eine RNA-abhängige DNA-Polymerase;
  - (c) Desoxyribonukleotid-Monomere;
  - (d) eine DNA-abhängige DNA-Polymerase;
  - (e) eine RNA-Polymerase; und
  - (f) Ribonukleotid-Monomere.
29. Kit gemäß Anspruch 28, das zwei verschiedene Einzelstrang-Primer umfaßt.
30. Kit gemäß Anspruch 29, in dem ein Einzelstrang-Primer eine Oligo-dT-Sequenz umfaßt.
31. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 30, in dem ein Einzelstrang-Primer eine 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer-Sequenz umfaßt, worin V ein Desoxyribonukleotid-Monomer bezeichnet, das nicht dT ist.
32. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 31, das zusätzlich RNase I und/oder RNase H umfaßt.

33. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 32, in dem ein Einzelstrang-Primer die Sequenz des T7, T3, oder SP6 RNA-Polymerase-Promotors umfaßt.
34. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 33, in dem ein Einzelstrang-Primer neben der Sequenz des Promotors eine beliebige Sequenz von nicht mehr als 6 Nukleotiden umfaßt.
35. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 34, das einen Einzelstrang-Primer der in SEQ ID NO:1 gezeigten Sequenz umfaßt.
36. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 35, welches das Klenow-Fragment der DNA-Polymerase umfaßt.
37. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 36, welches die Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase umfaßt.
38. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 37, welches die T7-RNA-Polymerase umfaßt.
39. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 38, das eine Zusammenstellung von Reagentien zur Markierung und zum Nachweis von Nukleinsäuren umfaßt.
40. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 39, die folgenden Bestandteile umfassend:
  - (a) einen 5'-(dT)<sub>18</sub>V-Primer für die reverse Transkription;
  - (b) RNase;
  - (c) einen Primer mit der in SEQ ID NO:1 gezeigten Sequenz;
  - (d) Klenow-exo<sup>-</sup> DNA-Polymerase;
  - (d) T7-RNA-Polymerase.

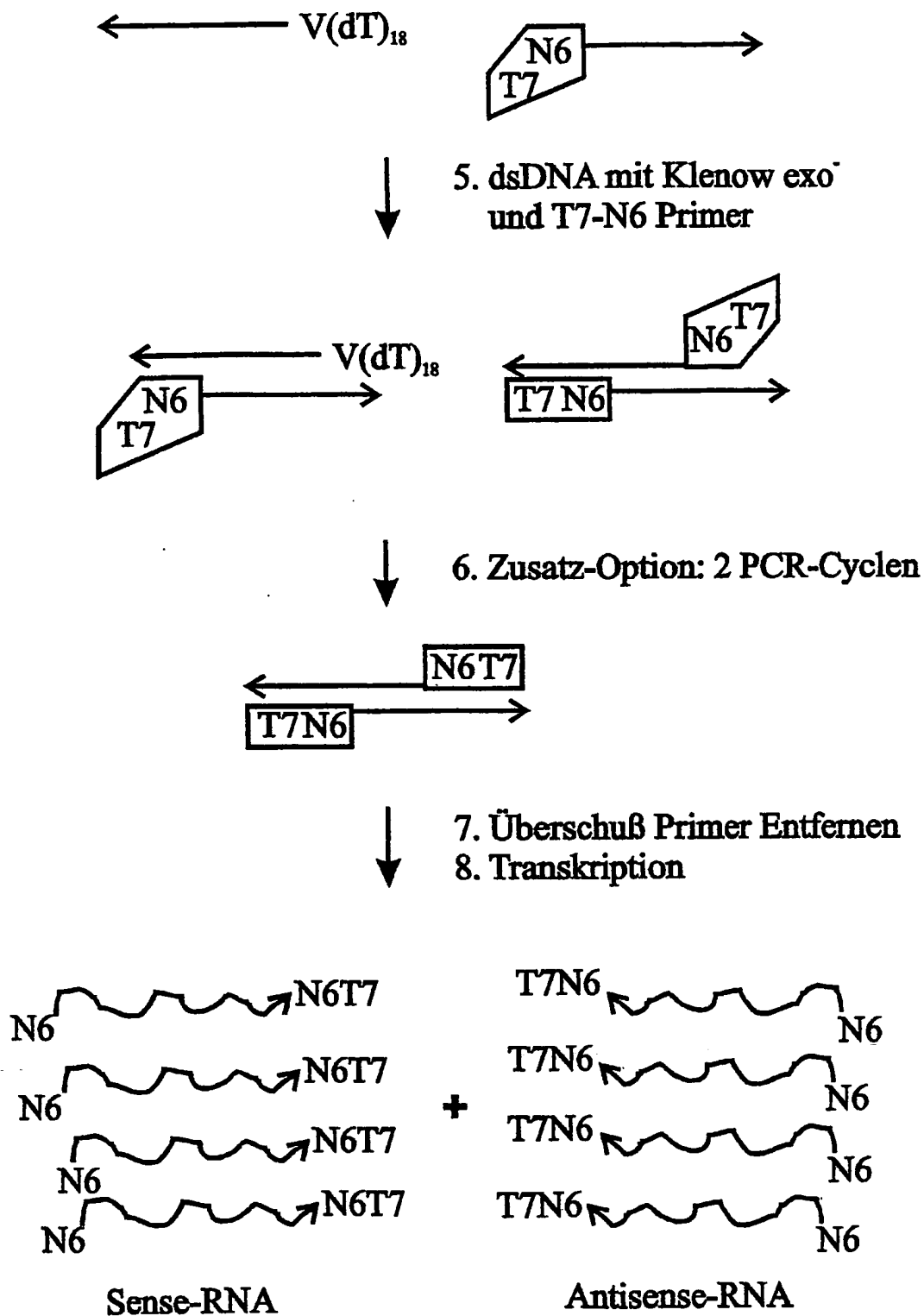
41. Kit gemäß einem der Ansprüche 28 bis 40, das einen Microarray umfaßt.
42. Verfahren zur Analyse von Nukleinsäuren, bei dem man eine Ribonukleinsäure gewinnt, mittels eines Verfahrens gemäß einem der Ansprüche 1 bis 27 vermehrt und unter Verwendung eines Microarrays analysiert.
43. Verfahren gemäß Anspruch 42, bei dem man die Ribonukleinsäure durch Isolierung aus einer biologischen Probe gewinnt.
44. Verfahren gemäß Anspruch 42 oder 43, bei dem man die Ribonukleinsäure vermehrt, durch reverse Transkription in cDNA überführt und die cDNA mittels Microarrays analysiert.
45. Verfahren gemäß einem der Ansprüche 42 bis 44, bei dem man die Menge und oder Sequenz der cDNA analysiert.
46. Primer, der die in SEQ ID NO:1 gezeigte Sequenz aufweist.

**Fig. 1a**

**Fig. 1b**



**Fig. 2a**  
**(identisch mit Fig. 1a)**

**Fig. 2b**



## SEQUENZPROTOKOLL

5     <110> Artus  
      <120> Vermehrung von Ribonukleinsäuren  
      <130> 58056  
10    <140> Noch nicht vergeben  
      <141> 2001-09-03  
      <160> 1  
15    <170> PatentIn Ver. 2.1  
      <210> 1  
      <211> 27  
      <212> DNA  
20    <213> Künstliche Sequenz  
      <220>  
      <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Primer  
25    <400> 1  
      actaatacga ctactatag gnnntct